(19)日本国特許庁(JP)

(12) 公開特許公報(A)

(11)特許出願公開番号

特開平7-289295

(43)公開日 平成7年(1995)11月7日

(51) Int.Cl.⁶

識別記号

FΙ

技術表示箇所

C 1 2 Q 1/68

A 9453-4B

C12N 15/09 // C12H 1/00

ZNA

9281-4B

庁内整理番号

C 1 2 N 15/00

ZNA A

(C12N 15/00

ZNA A

審査請求 未請求 請求項の数7 OL (全 9 頁) 最終頁に続く

(21)出願番号

(22)出願日

特願平6-92448

(71)出額人 000253503

麒麟麦酒株式会社

東京都中央区新川二丁目10番1号

平成6年(1994)4月28日

(72)発明者 安井 哲二

神奈川県横浜市鶴見区生麦1-17-1 麒 麟麦酒株式会社横浜工場内

(74)代理人 弁理士 平木 祐輔 (外2名)

(54) 【発明の名称】 乳酸菌の検出または同定方法

(57)【要約】

既知の乳酸菌検出用プライマーで検出や同定 ができない乳酸菌を検出および同定できるDNA分子、 既知の乳酸菌検出用プライマーで検出や同定ができない 乳酸菌を迅速に検出または同定する方法、および、ある 種の乳酸菌の168rRNA遺伝子を提供する。

【構成】 配列番号1に示される塩基配列の一部または 全部を含む、乳酸菌検出用DNA分子;該DNA分子ま たはその塩基配列に対して相補的な塩基配列を含むDN A分子を用いて、試料中の乳酸菌を検出または同定する 方法;および配列番号1に示される塩基配列を含む、乳 酸菌の16SrRNA遺伝子。

【特許請求の範囲】

【請求項1】 配列番号1に示される塩基配列の一部または全部を含む、乳酸菌検出用DNA分子。

• 1

【請求項2】 配列番号1に示される塩基配列のうち1番目から100番目までの塩基配列の一部または全部を含む、請求項1記載のDNA分子。

【請求項3】 配列番号1に示される塩基配列のうち少なくとも40番目から57番目までの塩基配列を含む、請求項2記載のDNA分子。

【請求項4】 請求項1ないし3のいずれかに記載のDNA分子またはその塩基配列に対して相補的な塩基配列を含むDNA分子を用いて、試料中の乳酸菌を検出または同定する方法。

【請求項5】 請求項1ないし3のいずれかに記載のDNA分子またはその塩基配列に対して相補的な塩基配列を含むDNA分子から成るプライマー、および、少なくとも1種のユニバーサルプライマーを用いて、試料中に存在する微生物の核酸を増幅する工程を含む、請求項4記載の方法。

【請求項6】 検出すべき乳酸菌がビール混濁能を有するものである、請求項4ないし5のいずれかに記載の方法。

【請求項7】 配列番号1に示される塩基配列を含む、 乳酸菌の16SrRNA遺伝子。

【発明の詳細な説明】

[0001]

【産業上の利用分野】本発明は、乳酸菌の検出に使用できるDNA分子および該DNA分子を用いて乳酸菌を検出する方法に関する。

[0002]

【従来の技術】ビールの保存に際して、ビール中に混入した微生物、特にある種の乳酸菌が増殖してビールを混濁させるなどの有害な作用を呈し、その結果、ビールの品質が低下することが従来より問題となっている。このようなビール有害菌としては、ラクトバチルス ブレビス(Lactobacillus brevis)、ラクトバチルス カゼイ(L.casei)などいくつかの乳酸菌が指摘されており、これらを迅速に検出または同定するための多くの方法が従来より検討されている。

【0003】例えば、抗原抗体反応を用いた方法(特開 40 平4-197167号公報)や、特定のプライマーを用いた P C R 法を利用する方法(ASBC Journal.51,63(1993))などが開発されている。しかしながら、これらの方法は特定の乳酸菌を検出するための技術であり、他の有害菌の検出漏れが生じる可能性があった。

[0004]

【発明が解決しようとする課題】従って、本発明の目的は、既知の乳酸菌検出用プライマーで検出や同定ができない乳酸菌を検出または同定するためのDNA分子を提供することである。本発明の別の目的は、既知の乳酸菌 50

検出用プライマーで検出できない乳酸菌を迅速に検出または同定する方法を提供することである。本発明のさらなる目的は、ある種の乳酸菌の16SrRNA遺伝子を提供することである。

[0005]

【課題を解決するための手段】本発明者は、既知のプライマーで検出できないある種の乳酸菌の16SリボゾームRNA(16SrRNA)遺伝子の塩基配列を明らかにし、その一部をプライマーとして試料、特にビール中に存在しうる有害な微生物の核酸に作用させたところ、特定の乳酸菌を検出できることを見出し、本発明を完成させるに至った。すなわち、本発明は、配列番号1に示される塩基配列の一部または全部を含む、乳酸菌検出用DNA分子を提供する。また、本発明は、前記のDNA分子またはその塩基配列に対して相補的な塩基配列を含むDNA分子を用いて、試料中の乳酸菌を検出または同定する方法を提供する。さらに、本発明は、配列番号1に示される塩基配列を含む、乳酸菌の16SrRNA遺伝子を提供する。

【0006】以下、本発明を詳細に説明する。本発明の 乳酸菌検出用DNA分子は、配列番号1に示される塩基 配列の一部または全部を含むものである。ここで、「D NA分子」とは、2個以上のヌクレオチドを含む分子を いうものとする。配列番号1は、乳酸桿菌Lactobacillu s sp.DA1 の16SrRNA遺伝子の塩基配列を示して いる。上記Lactobacillus sp.DA1 は、ビール工場から 分離された乳酸桿菌であり、工業技術院生命工学工業技 術研究所に平成6年4月22日付けで寄託され、その微生 物受託番号は、FERM BP-4652である。上記塩基配列の中 から任意の箇所を選択することができるが、配列の塩基 数は少なくとも10bp程度が必要であり、高い検出感度 を得るためには、約15~約25 b p であることが好まし い。また、菌に対する選択性を上げるためには、配列番 号1に示される塩基配列のうち、可変領域に相当する1 番目から100番目までの塩基配列、特に30番目から100番 目までの塩基配列の一部または全部を含むDNA分子が 望ましい。具体例としては、配列番号1に示される塩基 配列のうち40番目から57番目までの塩基配列(配列番号 2に示す。)を含むDNA分子が挙げられる。

【0007】上記のような塩基配列を含むDNA分子または該DNA分子の塩基配列に対して相補的な塩基配列を含むDNA分子を用いて、試料中の乳酸菌を検出することができる。上記DNA分子あるいは上記DNA分子の塩基配列に対して相補的な塩基配列を含むDNA分子は、ABI Model 392 and 394 DNA/RNA Synthesizer 操作説明書等に記載の公知の方法に従い化学合成によって作成することができる。

【0008】試料中の乳酸菌の検出または同定のためには、上記DNA分子またはその塩基配列に対して相補的な塩基配列を含むDNA分子を放射性元素、蛍光色素等

で標識した後、これをプローブとして試料中に存在する 微生物の核酸とハイブリダイズさせるハイブリダイゼー ション法、これらの DNA分子をプライマーとして用い て、試料中に存在する微生物の核酸を増幅する方法を利 用することができるが、検出感度の面からは後者の方法 を利用することが好ましい。

【0009】以下に、本発明の検出または同定方法の一 例について説明するが、この方法は、上記DNA分子ま たはその塩基配列に対して相補的な塩基配列を含むDN A 分子をプライマーとして用いて、試料中に存在する微 生物の核酸を増幅する工程を含むものである。まず、試 料から、メンブレン濾過等の方法で微生物を分離する。 試料としては、製品ビール、熟成前の若ビール、回収酵 母等の全ての醸造工程サンプル等を挙げることができ る。分離した微生物からそのまま、あるいは、分離した 後さらに培養増殖させてから、核酸を抽出する。核酸 は、DNA、RNA、DNAとRNAとのハイブリッ ド、およびこれらの混合物のいずれであってもよいが、 DNAであることが好ましい。また、この核酸は、二本 鎖および一本鎖のいずれであってもよいが、二本鎖であ 20 ることが好ましい。PCR法を用いれば微量のサンプル でも検出できるので、例えば菌体数が少なくとも20個で あれば十分検出可能である。

【0010】微生物からの核酸の抽出方法としては、従来知られているいかなる方法を用いても良く、例えば、微生物をガラスビーズで粉砕した後、フェノール/クロロホルムで抽出する方法、溶菌酵素処理による抽出方法、オートクレーブにて溶菌後抽出する方法、界面活性剤処理による抽出方法などを用いることができる。本発

明の上記のDNA分子またはその塩基配列に対して相補 的な塩基配列を含む DNA分子から成るプライマー、お よび、少なくとも1種のユニバーサルプライマーを用い て、抽出された核酸をPCR法により増幅する。プライ マーは、二本鎖であっても、一本鎖であってもよいが、 PCR法による核酸の増幅効率を上げるためには、一本 鎖であることが好ましい。また、プライマーが二本鎖で ある場合には、PCR法に使用する前にその鎖を分離す る処理を行うことが好ましい。ユニバーサルプライマー は全ての細菌に共通な配列を有するプライマーであり、 その一例として、Nucleic Acid Techniques in Bacteri al Systematics JohnWiley & Sons Ltd. (1991) P.133 の TABLE 6. 3に記載の16SrRNAシークエンシ ングプライマーを挙げることができるが、それに限定さ れることはない。下記の表1に、上記文献のTABLE 3に記載の16SrRNAシークエンシングプライ マーの一部を示す。本発明のDNA分子またはその塩基 配列に対して相補的な塩基配列を含むDNA分子から成 るプライマー、および、ユニバーサルプライマーの組み 合わせは、一方がセンスプライマーで他方がアンチセン スプライマーであるような組み合わせであればよく、例 えば、配列番号1に示す1~100番目の塩基配列の中か らセンスプライマーを設定し、表1に示したユニバーサ ルプライマーのアンチセンスプライマーと組み合わせる ことができる。このうち、配列番号2に示す塩基配列を 含むDNA分子と907ァとの組み合わせが好ましい。

[0011]

【表1】

表1. 165rRNAシークエンシングプライマー

名称	配列
2 7 f 3 4 2 r 3 5 7 f 5 1 9 r 5 3 0 f 6 8 5 r	5' AGAGTTTGATCCTGGCTCAG 3' 5' CTGCTGCCTCCCGTAG 3' 5' CTCCTACGCGAGGCAGCAG 3' 5' GTATTACCGCGGCTGCTG 3' 5' GTGCCAGCAGCCGCGG 3' 5' TCTACGCATTTCACCGCTAC 3'
9 0 7 r	5' CCGTCAATTCCTTTGAGTTT 3'
9 2 6 f	5' AAACTCAAAGGAATTGACGG 3'
1 1 0 0 r	5' GGGTTGCGCTCGTTG 3'
1 1 1 4 f	5' GCAACGAGCGCAACCC 3'
1 3 9 2 r	5' ACGGGCGGTGTGTAC 3'
1 4 0 6 f	5' TGTACACACCGCCGT 3'
1 4 9 2 r	5' TACGGCTACCTTGTTACGACTT 3'
1 5 2 5 r	5' AAGGAGGTGATCCAGCC 3'

【0012】PCR法に用いるDNAポリメラーゼは95 ℃の耐熱性を有するものであればその起源は問わない。 PCR法の反応条件として、変性温度は90~95℃、アニーリング温度は40~60℃、伸長温度は70~75℃、サイクル数10回以上が好ましいが、これに限定されず、通常PCR法に使用できる条件であればよい。得られた反応生成物は、アガロースゲルを用いた電気泳動法等の検出または同定手段により分離され、増幅産物の有無が確認される。このような方法により、乳酸桿菌 Lactobacillus sp. DAI、Lactobacillus sp. BG2、Lactobacillus sp. SE3 と同等な性質、つまり、ビール中で増殖するにもかかわらず、ブレビス等の既知のビール有害乳酸菌プライマーでは検出されない性質の乳酸桿菌を検出または同定することができる。これらの乳酸桿菌は、ビール混濁能を有するものであることがわかっている。従って、本発明の方法により、ビール中に存在する有害な菌を検出または同定することが可能となる。

【〇〇13】さらに、本発明の検出または同定方法を従

来の検出または同定方法と組み合わせることにより、乳酸菌、特に、ビール混濁能を有する乳酸菌をより完全に 検出または同定することができる。次に本発明を実施例 を用いて具体的に説明するが、本発明の範囲はこれに限 定されるものではない。

[0014]

【実施例】

〔実施例1〕乳酸桿菌 Lactobacillus sp. DA1、sp. BC 2 およびsp. SE3 の調製

市販のビールあるいはビール工場から分離されたヘテロ型発酵乳酸菌のうち、ビール中で増殖可能で、かつ、抗Lactobacillus brevis JCM1170 血清による抗原抗体反応(特開平4-72570号公報)において反応しない菌株3種を選び、Lactobacillus sp. DA1(以下、「DA1菌」と記す)、sp. BG2(以下、「BG2菌」と記す)およびsp. SE3(以下、「SE3菌」と記す)とした。【0015】〔実施例2〕DA1菌の16SrRNA遺伝子の塩基配列の決定

例1で調製したDA1菌を乳酸菌検出培地M-NBB培地 (MBAA Technical Quarterly, 22, 61 (1985))で4日間、25℃で培養した。菌体培養液1mlを1.5ml容サンプルチューブに入れ、遠心分離をおこなった。沈殿を回収することにより菌体を集菌した後、滅菌蒸留水100μ1で2回洗浄した。菌体を滅菌蒸留水100μ1に懸濁させ、150μ1のフェノール:クロロホルム(1:1)(以下、「P/C」と記す。)と0.4gのガラスビーズ(粒径106μm以下)の入った1.5ml容サンプルチューブに加えて、ミキサーで1分間攪拌した。遠心分離して、水層を別チューブに移し、100μ1のP/Cで再抽出し、水層を得て、これをDNA抽出液とした。

【0016】図1に示した3つのフラグメントA、BおよびCを増幅するために、細菌に共通なユニバーサルプライマー(表1参照)を3対(A.27f(配列番号3)-907r(配列番号4)、B.530f(配列番

号5) -1392r(配列番号6)、およびC. 1114f(配列番号7)-1525r(配列番号8))用意した。PCR法はGene Amp PCR reagent kit(パーキンエルマーシータス社製)を用いて表2の反応液組成でおこなった。反応は、サーマルサイクラーモデル480(パーキンエルマーシータス社製)中で、変性を94℃、1分間、アニーリングを50℃、1分間、伸長を72℃、1分間順次おこなう工程を25サイクル繰り返すことにより行った。

[0017]

【表2】

表2. PCR反応液組成

蒸留水	70μ1
10Xパッファー	10μ1
dNTP混合物	8 μ 1
(各2.5 mM)	
センスプライマー(20μM)	5 μ 1
アンチセンスプライマー(20μM)	$5 \mu 1$
DNA抽出液	1 μ 1
Taq ポリメラーゼ	1 μ 1
·	

計 100 4 1

【0018】増幅された断片を0.7%アガロースゲルで電気泳動した後切り出し、DNACELL(第1科学薬品社製)を用いてゲルから溶出させた。ゲルから溶出させた断片をP/Cで抽出し、エタノール沈殿により得られたDNAを精製DNAテンプレートとした。次に、ALF DNAシーケンサー(ファルマシア社製)を用い、FITCで蛍光標識したユニバーサルプライマー(表1参照)を適宜使用して、常法に従い、Dyeプライマー法によるジデオキシ法により、得られたDNAの配列決定をおこなった。ジデオキシ法はAuto Cycle Sequencing Kit(ファルマシア社製)を用いておこなった。反応液組成、反応条件は表3に示す。なお、反応はサーマルサイクラー480中でおこなった。

[0019]

配列番 【表 3 】 オートサイクルシーケンス反応

反応液組成		反応条件	
Master Mix		変性 1 ℃/2 秒で降温	95℃、36秒
	$7\nu - 1 \mu 1 (0.3 \mu g)$ 2 $\mu 1 (2pmol)$) アニーリング 45 ↓℃/秒で降温	~55℃、36秒
フライマー 反応バッファ・ dNTP溶液	÷ 2 μ 1	伸長 ルピノ秒で降温	74℃、84秒
ONITAM Diluted Tth I ポリメラーゼ		1 07 15 C14mm	25 サイクル
蒸留水	6 μ 1		
最終体積	1 8 μ 1		
	が別々に2μ1入 本にMaster Mixを る		

[0020] 得られた塩基配列を、配列番号1、並びに、図2~4に示す。比較のために、キリンビール (株) ビール研究所で決定されたラクトバチルス ブレビス L63の16SrRNA遺伝子の塩基配列を配列 50 番号9、並びに、図2~4に示す。図2~4は、DA1 菌の16SrRNA遺伝子の塩基配列(上段に示す)お よびラクトバチルス プレビスL63の16SrRNA遺伝子の塩基配列(下段に示す)を比較したものであ る。図 $2\sim4$ 中、線で結んだ部分は、DAI菌とラクトバチルス ブレビスL63との間で相同性のある配列部分である。

【0021】図2~4からわかるように、DA1菌の1 6 SrRNA遺伝子の塩基配列は、全体にわたってラク トバチルス ブレビスの165rRNA遺伝子の塩基配 列と異なっている。特に上流100bpまではかなり異な っている。ラクトバチルス属においては5'末端近辺が 可変領域であることが知られている (System Appl. Mic robiol.15,123(1992))。そこで、DA1菌の1~100 b pまでの領域について、ジーンバンクに納めれている 塩基配列とのホモロジーサーチをおこなったところ、90 %以上のマッチングを示すDNAは存在しなかった。従 来の、例えばラクトバチルス ブレビスをターゲットに したプライマーはこの領域の配列を利用したものであり (例えば、前記ASBC Journalに記載のプライマー(配列 番号10))、そのプライマーを用いても本菌を検出でき ないことが予想される。そのほかの既知の乳酸菌検出用 プライマーについても同様である。

【0022】 〔実施例3〕 配列番号2の塩基配列を有 20 するプライマーの製造

配列番号1に示される塩基配列のうち40番目から57番目までの塩基配列を有するプライマーをABI DNA シンセサイザーモデル392を用いて合成した。得られたプライマーの塩基配列を配列番号2に示す。

【0023】〔実施例4〕 配列番号2の塩基配列を有するプライマーを用いた乳酸菌の検出および同定DA1菌、BG2菌およびSE3菌、ラクトバチルスプレビス(JCM1170)、カゼイ(ATCC25303)、ファーメンタム(JCM1560)およびプランタラム(JCM1149)(これらの菌と同じ種に分類される菌の中に、ビール混濁能を有するものが存在することが報告されている)の各菌をMーNBB培地で、2~14日間、25℃で培養した。培養液を例2と同様の方法で処理して、DNA抽出液を得た。これについて、例3で製造したプライマー(配列番号2)およびユニバーサルプライマー907m(配列番号4)を用いてPCR法をおこなった。反応条件は例2と同様であった。得られた反応生成物をアガロースゲルに

よる電気泳動(150V, 1時間)に供した。

【0024】その結果、DA1菌、BG2菌およびSE 3菌のみに約900pbsのバンドが検出された。

【0025】〔比較例1〕 DA1菌、BG2菌およびSE3菌のDNA抽出液について、配列表2の塩基配列を有するプライマーの代わりに、ブレビス特異プライマー(配列番号10)、カゼイ特異プライマー(配列番号11)、ファーメンタム特異プライマー(配列番号12)、プランタラム特異プライマー(配列番号13)を用いてPCR法を行ったほかは、例4の手順を繰り返した。ここで、いずれのプライマーもABI社製DNAシンセサイザーで合成した。

【0026】その結果、どのプライマーを用いた場合にも、バンドは確認できなかった。従って、配列番号2の塩基配列を有するプライマーを用いることにより、既知のプライマーを用いても検出や同定ができないある種の乳酸菌を検出および同定することができることが明らかとなった。

[0027]

【発明の効果】本発明により、既知の乳酸菌検出用プライマーで検出や同定ができない乳酸菌を検出および同定できるDNA分子が提供された。また、本発明により、従来の方法では検出できない乳酸菌を迅速に検出または同定することができるようになった。さらに、本発明により、ある種の乳酸菌の16SrRNA遺伝子が提供された。

[0028]

【配列表】

配列番号:1

配列の長さ:1475

配列の型:核酸 鎖の数:二本鎖

トポロジー:直鎖状

配列の種類:Genomic DNA

起源

生物名:乳酸菌

株名:Lactobacillus sp. DA1

配列

CGTTGGCGGC GTGCCTAAAT AACATGCAAG TCGAACGAGG TCTCCTAACT GATAGCTGGT 60 CCTTCCATCA CCTTGACGAT AGATCTGACC GAGTGGCGAA CTGGTGAGTA ACACGTGGGT AACCTGCCCA GAAGAAGGGG ATAACACCTG GAAACAGATG CTAATACCGT ATAACAACGA GAACCACATG GTTCTCCTTT GAAAGATGGC TTTTATGCTA TCGCTTCTGG ATGGACCCGC GGCGTATTAG CTAGTTGGTG AGATAATAGC TCACCAAGGC AATGATACGT AGCAGACCTG 300 AGAGGGTAAT CTGCCACAAT GGGACTGAGA CACGGCCCAT ACTCCTACGG GAGGCAGCAG 360 TAGGGAATCT TCCACAATGG ACGAAAGTCT GATGGAGCAA CGCCGCGTGA GTGAAGAAGG 420 CTTTCGCCTC GTAAAACTCT GTTGTTAGAG AAGAACGACC GTGAGAGCAA CTGCTCACGG 480 TGTGACGGTA TCTAACCAGA AAGTCACGGC TAACTACGTG CCAGCAGCCG CGGTAATACG 540 TAGGTGGCAA ACGTTGTCCG GATTTATTGG GCGTAAAGCG AGCGCAGGCG GTTTTCTAAG TCTGATGTTG AAACTTCGGC TTAACCGGAG AAGTGCATCG GAAACTGGAT AACTTGAGTG

配列の長さ:18

配列の型:核酸

配列の型:核酸

配列の型:核酸

配列の型:核酸

配列の型:核酸

配列の型:核酸

配列の型:核酸

【0036】配列番号:9

10

1 7

配列の長さ:1503

```
CAGAAAAGGA CAGTGGAACT TCATGTGTAG CGGTGAAATG CGTAGATATA TGAAGGAACA 720
             CCAGTGGCGA AGGCGGCTGT CTGGTCTGCA TCTGACGCTG AGGCTCGAAA GCATGGGTAG
             CAAACAGGAT TAGATACCCT GGTAGTCCAT GCCGTAAACG ATGAATGCTA GGTGTTGGGA 840
             GGTTTCCGCC TCTCAGTGCC GCAGCTAACG CATTAAGCAT TCCGCCTGGG GAGTACGACC 900
             CCAAGCTTGA AACTCAAAGG AATTGACGGG GACCCGCACA AGCGGTGGAG CATGTGGTTT 960
             AATTCGATGC TACGCGAAGA ACCTTACCAG GACTTGACAT CTTCTGTTAA CCTAAGAGAT 1020
             TAGGTGTCCC CTTCGGGGGC AGAATGACAG GTGGTGCATG GTTGTCGTCA GCTCGTGTCG 1080
             TGAGATGTTG GGTTAAGTCC CGCAACGAGC GCAACCCTTG TCTTTAGTTG CCAGCATTAA 1140
             CTTGGGCACT CTAGAGAGAC TGCCGGTGAT AAACCGGAGG AAGGTGGGGA TGACGTCAAA 1200
             TCATCATGCC CCTTATGTCC TGGGCTACAC ACGTGCTACA ATGGACGGTA CAACGAGTTG 1260
             CGAAACCGCA AGGTCAAGCT AATCTCTTAA AGCCGTTCTC AGTTCGGATT GCAGGCTGCA 1320
              ACTCGCCTGC ATGAAGTTGG AATCGCTAGT AATCGTGGAT CAGCATGCCA CGGTGAATAC 1380
              CTTCCCGGCT CTTGTACACA CCGCCCGTCA CACCATGAGA GTTTGTAACA CCCAAAGTCG 1440
             CTTGGATAAC CTTTACGGAG TCCGCCGCCT AAGGT
                                                                 1475
                                           鎖の数:一本鎖
【0029】配列番号:2
                                           トポロジー:直鎖状
                                           配列の種類:他の核酸 合成DNA
              配列
                                                                  18
              GTCTCCTAAC TGATAGCT
                                           鎖の数:一本鎖
【0030】配列番号:3
                                           トポロジー:直鎖状
配列の長さ:21
                                           配列の種類:他の核酸 合成DNA
              AGAGTTTTGA TCCTGGCTCA G
                                                                  2 1
                                           鎖の数:一本鎖
【0031】配列番号:4
                                            トポロジー:直鎖状
配列の長さ:10
                                           配列の種類:他の核酸 合成DNA
              配列
                                                                  10
              CCGTCAATTC CTTTGAGTTT
                                           鎖の数:一本鎖
【0032】配列番号:5
                                            トポロジー:直鎖状
配列の長さ:16
                                            配列の種類:他の核酸 合成DNA
                                                                  16
              GTACCAGCAG AAGAGG
                                            鎖の数:一本鎖
 【0033】配列番号:6
                                            トポロジー:直鎖状
配列の長さ:15
                                            配列の種類:他の核酸 合成DNA
              配列
                                                                  1 5
              ACGGGCGGTG TGTAC
                                            鎖の数:一本鎖
 【0034】配列番号:7
                                            トポロジー:直鎖状
配列の長さ:16
                                            配列の種類:他の核酸 合成DNA
              配列
                                                                  16
              GCAACGAGCG CAACCC
                                            鎖の数:一本鎖
 【0035】配列番号:8
                                            トポロジー:直鎖状
配列の長さ:17
                                            配列の種類:他の核酸 合成DNA
              配列
```

AAGGAGGTGA TCCAGCC

```
11
                                                  起源
配列の型:核酸
                                                  生物名:ラクトバチルス ブレビス
鎖の数:二本鎖
                                                  株名: L63
トポロジー:直鎖状
配列の種類: Genomic DNA
                配列
                GGCATGCCTA ATACATGCAA GTCGAACGAG CTTCCGTTGA ATGACGTGCT TGCACTGATT
                TCACCAATGA AGCGAGTGGC GAACTGGTGA GTAACACGTG GGAAATCTGC CCAGAAGCAG 120
                GGGATAACAC TTGGAAACAG GTGCTAATAC CGTATAACAA CAAAATCCGC ATGGATTTTG 180
                TTTGAAAGGT GGCTTCGGCT ATCACTTCTG GATGATCCCG CGGCGTATTA GTTAGTTGGT 240
                CAGCTAAAGG CCCACCAAGA CGATGATACG TAGCCGACCT GAGAGGGTAA TCGGCCACAT
                                                                            300
                TGGGACTGAG ACACGCCCA AACTCCTACG GGAGGCAGCA GTAGGGAATC TTCCACAATG
                                                                            360
                GACGAAAGTC TGATGGAGCA ATGCCGCGTG AGTGAAGAAG GGTTTCGGCT CGTAAAACTC
                                                                            420
                TGTTGTTAAA GAAGAACACC TTTGAGAGTA ACTGTTCAAG GGTTGACGGT ATTTAACCAG
                                                                            480
                AAAGCCACGG CTAACTACGT GCCAGCAGCC GCGGTAATAC GTAGGTGGCA AGCGTTGTCC
                GGATTTATTG GGCGTAAAGC GAGCGCAGGC GGTTTTTTAA GTCTGATGTG AAAGCCTTCG
                CCTTAACCGG AGAAGTGCAT CGGAAACTGG GAGACTTGAG TGCAGAAGAG GACAGTGGAA
                                                                            660
                CTCCATGTGT AGCGGTGGAA TGCGTAGATA TATGGAAGAA CACCAGTGGC GAAGGCGGCT 720
                GTCTAGTCTG TAACTGACGC TGAGGCTCGA AAGCATGGGT AGCGAACAGG ATTAGATACC 780
                CTGGTAGTCC ATGCCGTAAA CGATGAGTGC TAAGTGTTGG AGGGTTTCCG CCCTTCAGTG
                                                                            840
                 CTGCAGCTAA CGCATTAAGC ACTCCGCCTG GGGAGTACGA CCGCAAGGTT GAAACTCAAA 900
                 GGAATTGACG GGGGCCCGCA CAAGCGGTGG AGCATGTGGT TTAATTCGAA GCTACGCGAA 960
                 GAACCTTACC AGGTCTTGAC ATCTTCTGCC AATCTTAGAG ATAAGACGTT CCCTTCGGGG 1020
                 ACAGAATGAC AGGTGGTGCA TGGTTGTCGT CAGCTCGTGT CGTGAGATGT TGGGTTAAGT 1080
                 CCCGCAACGA GCGCAACCCT TATTATCAGT TGCCAGCATT CAGTTGGGCA CTCTGGTGAG 1140
                 ACTGCCGGTG ACAAACCGGA GGAAGGTGGG GATGACGTCA AATCATCATG CCCCTTATGA 1200
                 CCTGGGCTAC ACACGTGCTA CAATGGACGG TACAACGAGT CGCGAAGTCG TGAGGCTAAG 1260
                 CTAATCTCTT AAAGCCGTTC TCAGTTCGGA TTGTAGGCTG CAACTCGCCT ACATGAAGTT 1320
                 GGAATCGCTA GTAATCGCGG ATCAGCATGC CGCGGTGAAT ACGTTCCCGG GCCTTGTACA 1380
                 CACCGCCCGT CACACCATGA GACTTTGTAA CACCCAAAGC CGGTGAGATA ACCTTCGGGA 1440
                 GTCAGCCCTC TAAGCTGGGA CAGATGATTA GGGTGAAGTC GTAACAAGGT AGCCGTAGGA 1500
                                                                            1503
                                                  鎖の数:一本鎖
 【0037】配列番号:10
                                                   トポロジー:直鎖状
配列の長さ:17
                                                   配列の種類:他の核酸 合成DNA
配列の型:核酸
                 配列
                 AAGTCGAACG AGCTTCC
                                                                            1 7
                                                   鎖の数:一本鎖
 【0038】配列番号:11
                                                   トポロジー: 直鎖状
 配列の長さ:16
                                                   配列の種類:他の核酸 合成DNA
 配列の型:核酸
                 配列
                                                                            16
                 GAGAAGAATG GTCGGC
 【0039】配列番号:12
                                                   鎖の数:一本鎖
 配列の長さ:11
                                                   トポロジー:直鎖状
                                                   配列の種類:他の核酸 合成DNA
 配列の型:核酸
                 配列
                  CAATCAATTG GGCCAACGCG T
                                                                             1 1
```

鎖の数:一本鎖 トポロジー:直鎖状

配列の種類:他の核酸 合成DNA

配列

【0040】配列番号:13

配列の長さ:19

配列の型:核酸

TACCCGCATA ACAACTTGG

19

【図面の簡単な説明】

【図1】図1は、16SrDNA;ユニバーサルプライマー27fおよび907rを用いて増幅される断片A;ユニバーサルプライマー530fおよび1392rを用いて増幅される断片B;およびユニバーサルプライマー114fおよび1525rを用いて増幅される断片Cの模式図である。

【図2】図2は、乳酸桿菌 Lactobacillus sp. DAIおよ

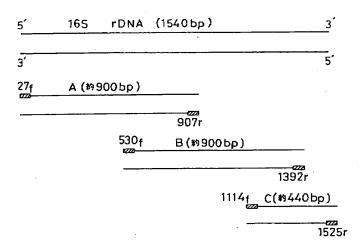
びラクトバチルス ブレビスL63の16S r R N A 遺 伝子の塩基配列を比較したものである。

【図3】図3は、乳酸桿菌 Lactobacillus sp. DA1およびラクトバチルス ブレビスL63の16SrRNA遺伝子の塩基配列を比較したもの(図2の続き)である。

【図4】図4は、乳酸桿菌 Lactobacillus sp. DA1およびラクトバチルス ブレビスL63の16SrRNA遺伝子の塩基配列を比較したもの(図3の続き)である。

【図1】

図1 16SrRNA 遺伝子断片の PCR による増幅



【図2】

図2 Lactobacillus sp. DAI および Lactobacillus brevis LG3 の 16SrRM 遺伝子の塩基配列の比較

1 COTTOGOSCOTOCCTANATANCATOCAASTCGAACGAGGTCTCCTTAAC		
-6		50
		43
101 GCGAACTGGGATACACACTATTCACCACAAAAAAAAAAA	51 TGATA-G-CTGGTGCATCACCTTG-ACGATA-GATCTGACCGAGTG	100
101 GERMACHGANACACOTGGUANTCTGCCAMAGCAGGGGATAAC	44 TGA-ATCAC-G-TGCTTGCA-CTGATTCACCA-ATGAAG-C-GAGTG	93
143 ACCTGGAANCAGATOCTAATACCETATAACAACGAGAA-CCACATGG-TT 11 11 11 11 11 11 11		150
		143
144 ACTIGGAMACMGOTGCTMATACCGTATACACAA-AATCCGCATGGATT 193 201 CTCCTTTGAMAGATGCCTTTTATCCTATCCCTTCTGGATGGA-CCCCCGG		200
	144 ACTTGGAAACAGGTGCTAATACCATATAACAACAA-AATCCGCATGGATT	193
194 TT-GTTGANAGGGGCTTCGGCTARCACTTCTGGATG-ARCCCCCGC 243 251 CGTATTAGCTAGTGGGCAGACATAAGG-CTCACCAAGGCAATGATAAGGTA 1111111 1111111 1111111 1111111	201 CTCGTTTGRANGATGGCTTTTATGCTATCGCTTCTGGATGGA-CCCCCGG	250
	194 TT-GTITGANAGGTGGCTTCGGCTATCACTTCTGGATG-ATCCCGCGG	243
291	251 CGTATTAGCTAGTTGGTGAGATAATAG-CTCACCAAGGCAATGATACGTA	360
	244 CGIATTAGTTAGTTGGTGAGGTAA-AGGCCCACCAAGACGATGATACGTA	293
294 GCCGACCTGAGGGGTAATCOGCCACATTGGGACTGAGACACGGCCCAAA 343 344 CTCCTAGGGAGGAGCAGCAGTGAGGAATCTCACAATGGACGAAAACTCTG 393 343 3		350
	294 GCCGACCTGAGAGGCTAATCGGCCACATTGGGACTGAGACACGGCCCAAA	343
393 401 ATGGGAGCAAGGAGTAGGGAATCTTCCACAATGGAGGAAACTCTG 401 ATGGAGCAACGGGGGAGTAGAGAAGAGGGTTTCGGCTCGTAAAACTCTG 11111111 1111111111111111111111111111	351 CTCCTACGGGAGGCAGCAGTAGGGAATCTTCCACAATGGAGGAAAGTCTG	400
401 ATGGAGCANTGCCCGCTGAFTGAAGACTACTCGCCTGGTAAAACTCTG 401 TTGTTAGAGAAGAACGACCGT-GAGAGCAACTCCTCACAGGGTT-GACCGT 11111 111111 111 1111 1111 1111 1111	344 CTOCTAGGGAGGCAGCAGTAGGGAATCTTCCACAATGCACGAAAAGCTG	393
194 ATGGAGCANTGCCCGGTGAGTGAMGANGGGTTTCGGCTCGTAAAACTCTG (43) 451 TTGTTAGGAMGANGGACCOT-GAGAGCAACTGCTCACGGTGT;GACGGT [11111 1111 1111 11111 11111 1111 1111 11111 11111 11111	401 ATGGAGCAACGCCCCGTGAGTGAGGAGGGGTTTCGGCTCGTAAAACTCTG	450
	11111111 11111111111111111111111111111	143
	451 TTGTTAGAGAAGAACGACCOT-GAGAGCAACTGCTCACGGTGT GACGGT	500
		493

技術表示箇所

[図3]

図3 Lactobacillus sp. DAI および Lactobacillus brevis LS3 の ISSRNA 遺伝子の塩基配列の比較 (図2の接き)

543 551 GTAGGTGGCANACGTTGTCGGGATTTATTGGGGGTAAAGCGAGCGCA 600 винин ининвоинивнияния 593 650 HINE TRANSPORTED IN THE STREET GGTTI TIAMITCTGATGT-GALAGCCTTCGGCTTAACCGGAGAAGTGCA 651 TCGGAAACTGG-ATAACTTGAGTGCAGAAAAGGACAGTGGAACTTCATGT 693 701 GTAGCGGTGAAATGCGTAGATATATG-AAGGAACACCAGTGGCGAA BOBBLE ROBERTH BUT BURNOROUM 800 793 SOL AGGATTAGATACCCTGGTAGTCCATGCCGTAAACGATGAATGCTAGGTGT 850 HANDELING TO THE PARTY OF THE P 851 TOGGAGG-TTTCCGCCTCT-CMGTGCCGCAGCTAACCCATTAACCATTCC 900 893 101 GOLTOGGENOTINGGACCGCAAGGTTGAAACTCAAAGGAATT HITTOTAL AND THE PROPERTY OF T 951 CCGCACAAGCGGTGOAGCATGTGGTTAATTCGATGCTACGCGAAGAACC 993 1050

[図4]

図4 Lactobacillus sp. DAI および Lactobacillus brevis L63 の 16SrRWA 遺伝子の塩基配列の比較 (図3の転き)

1011 THEOGOGOCADARTOACAGOTGGTGCATGOTTGTCGTCAGCTCGTGTCGT	1100
1014 TTCGCCGACAGAATGACAGGTGGTGCATGGTTGTCGTCAGCTCGTGTGT	1053
	1150
1101 GAGATUTTGGGTTAAGTCCCCCAACOAGCOCAACCCTTGTCTTT-AGTTG	1130
1094 CAGATGTCCCCTAAGTCCCCGCAACGCCAACCCTTAT-TATCAGTTC	1143
1044 CYDYISITION	
1151 CCAGCATTAAGTTGGGCACTCTAGAGAGACTGCCGGTGATAAACCGGAGG	1200
THEORY MURRINGS A CHARGO PAR MARKETING	
1144 CEAGGATTCAGTTGGGCACTCTGGTGAGACTGCCGGTGACAAACCGGAGG	1193
1201 ANOSTEGGGATGACCTCAAATCATCATGCCCCTTATGTCCTGGGCTACAC	1250
LISA NAGOTGGGGATGACGTCAAATCATCATCATCCCCCTTATGACCTGGGCTACAC	1243
1251 ACGTOCTACAATGGACGGTACAACGAGTTGCGAAAACCGCAAGGTC-AAGC	1300
	1293
1244 ACGIBETALORIOGIACOGIACOAGICOCOAGICOCOAGICO	
1101 TEATETETTAAGECGTTETCAGTTEGGATTGCAGGCTGCAACTCGCCTG-	1350
manamanananan manamanan	
1294 TAATCTCTTAAAGCCGTTCTCAGTTCGGATTCTAGGCTGCAACTCGGCTA	1343
1351 CATGRAGITGGAATCGCTRGTRATCGTGGATCAGCATGCCACGGTGAATA	1450
1344 CATGAAGTTGGAATEGCTAGTAATCGCGGATCAGCATGCCGCGGTGAATA	1193
1401 CGTTCCCGGGTCTTOTACACACCGCCGTCACACCATGAGAGTTTGTAAC	1450
1154 COTTCCCGGGCCTTOTACACACCGCCCGTCACACCATCAGAGTTTGTAAC	1443
119¢ Correctors	
1451 ACCCAAAGTCCGTTG-GATAACCTTTACGG-AGTCCGCCG-C	1500
11111111 1111 1 111111111 111 1111 1111 1	
1444 ACCCAAACCCGGT-GAGATAACCTTCGGGAGTCAGCCGTCTAAGGTGG	1493
1501CT-ANGG-T	1550
1501	
L494 GACAGATGATTAGGGTGAAGTCGTAACAAGGTAGCCGTAGGAGAA	1543

フロントページの続き

(51) Int.Cl. ⁶		識別記号	庁内整理番号
(C 1 2 N	15/09	ZNA	
C 1 2 R	1:225)	•	
(C 1 2 N	15/09	ZNA	
C 1 2 R	1:24)		
(C 1 2 N	15/09	ZNA	
C 1 2 R	1:245)		•
(C 1 2 N	15/09	ZNA	
C 1 2 R	1:25)		

FI

C 1 2 R	1:225)			
(C 1 2 N	15/00	ZNA	Α	
C 1 2 R	1:24)			
(C 1 2 N	15/00	ZNA	Α	
C 1 2 R	1:245)			
(C 1 2 N	15/00	ZNA	Α	
C 1 2 R	1.25)			